PATENT ABSTRACTS OF JAPAN

(11)Publication number:

09-059298

(43)Date of publication of application: 04.03.1997

(51)Int.CI.

CO7K 14/42 CO7K 1/16 CO7K CO7K 1/30 // A61K 35/78

(21)Application number: 07-236150

(71)Applicant: YURIKA KK

(22)Date of filing:

21.08.1995

(72)Inventor: BEPPU HIDEHIRO

FURUIKE TAKAAKI

SHINPO HIROSHI

(54) LECTIN ACTIVE PROTEIN COME FROM ALOE LEAF SKIN

(57)Abstract: PROBLEM TO BE SOLVED: To obtain a new protein having a specific amino acid sequence exhibiting agglutination activity only to erythrocyte of rabbit, lymphocyte juvenile activity and specific linkup character for mannose by carrying out separation and purification of a protein come from aloe leaf skin. SOLUTION: This new lectin active protein having amino acid sequence of the formula and produced by separating and purifying the protein come from an aloe leaf skin. This protein exhibits agglutination activity only to erythrocyte of rabbit, lymphocyte juvenile activity and $_{\mbox{\scriptsize Lit}}$ Sh Lys linkup activity only to mannose and its substitution 30 617 products and is useful for clinical diagnostic reagent. This protein is produced by homoginizing aloe leaf skin, Arg. dissolving the sediment in a solvent, thus obtained solution is fractionally collected by chromatographic method, the lectin active material obtained by this fractionation is then salted out the sediment is dissolved, the resultant solution is fractionally collected by chromatographic method to elute the lectin active fraction, fractionally collected by

LEGAL STATUS

[Date of request for examination]

06.08.2002

[Date of sending the examiner's decision of

rejection]

Kind of final disposal of application other than the examiner's decision of rejection or application converted registration]

chromatographic method after dialysis and purification.

[Date of final disposal for application]

[Patent number] 3752000 [Date of registration] 16.12.2005

[Number of appeal against examiner's decision

BEST AVAILABLE COPY

of rejection]
[Date of requesting appeal against examiner's decision of rejection]
[Date of extinction of right]

Copyright (C); 1998,2003 Japan Patent Office

(12) 公開特許公報(A)

(11)特許出願公開番号

特開平9-59298

(43)公開日 平成9年(1997)3月4日

C O 7 K 14/42 1/16	ZNA					技術表示箇所		
1/16			C07K	14/42	ZNA			
				1/16	•			
1/22				1/22				
1/30			•	1/30				
// A 6 1 K 35/78			A61K 3	35/78	•	v		
			審查請求	未請求	請求項の数7	FD (全 11 頁)		
(21)出顯番号	特願平7-236150		(71)出願人	5951317	09			
				ユリカを	株式会社			
(22)出顧日	平成7年(1995)8月		三重県久居市一色町1865番地					
			(72)発明者	別府 萝	支博			
			***	三重果么	人居市一色町186	5番地 ユリカ株式		
				会社内		•		
			(72)発明者	古池	奎 明			
				爱知県名	5古屋市緑区鳴浴	師字大清水3番地		
				3 シラ	ティコーポ水広	FA棟302号		
			(72)発明者	新保質	ž	•		
				三重果力	人居市一色町186	5番地 ユリカ株式		
				会社内				
			(74)代理人	弁理士	加藤朝道			

(54) 【発明の名称】 アロエ萊皮由来のレクチン活性蛋白質

(57)【要約】

【課題】アロエ(学名 Aloe arborescens Miller var. natalensis Berger)からレクチン蛋白質を分離、精製し、その全アミノ酸配列の決定と、生理活性の解明を行う。

【解決手段】アロエの葉皮の部分を分離し、これを常法にしたがい均質化、ゲルろ過、塩析等することにより、レクチン蛋白質を分離、精製した。得られたレクチン蛋白質を断片化シ、ペプチドマップを作成して全アミノ酸配列を決定した。該レクチン蛋白質はウサギの赤血球に対してのみ凝集活性を示し、リンパ球に対して幼若化活性を示し、さらにマンノース及びその置換体に対してのみ結合特異性を示した。

【請求項1】配列番号1で表わされるアミノ酸配列、で 特定される、アロエ葉皮由来のレクチン活性蛋白質。

【請求項2】アロエ葉皮から単離したレクチン活性蛋白 質。

【請求項3】請求項2記載の単離がアロエ葉皮部を均質 化し、溶剤により沈澱した沈澱物を溶解し、該溶解物を クロマトグラフィーにより分画し、該分画により得られ たレクチン活性物質を塩析し、沈澱物を溶解させてこれ をクロマトグラフィーにかけ、レクチン活性分画を溶出 10 させ、該レクチン活性分画を透析後、クロマトグラフィ 一により分画、精製したものであることを特徴とするレ クチン活性蛋白質。

【請求項4】ウサギの赤血球に対してのみ凝集活性を示 すことを特徴とする、アロエ葉皮由来のレクチン活性蛋 白質。

【請求項5】リンパ球に対して幼若化活性を有すること を特徴とする、アロエ葉皮由来のレクチン活性蛋白質。

【請求項6】糖類に対する特異的結合性が、マンノース 及びその置換体に対してのみであることを特徴とする、 アロエ葉皮由来のレクチン活性蛋白質。

【請求項7】前記マンノースの置換体がメチルー $\alpha-D$ ーマンノピラノシドであることを特徴とする請求項6記 載のレクチン活性蛋白質。

【発明の詳細な説明】

[0001]

【発明の属する技術分野】本発明は、アロエ (Aloe) か ら単離した新規なレクチン蛋白質に関する。

【従来の技術】レクチンとは動植物あるいは細菌で見い 30 だされる免疫学的産物にあらざる糖結合性蛋白質で、結 合価が2以上で動植物細胞を凝集し、多糖類や複合脂質 を沈降させ、その結合特異性を単糖やオリゴ糖を用いた 阻止試験で規定することができるものをいう。多種類の レクチンが発見されてその性質が解明され、生化学、免 疫学、医学等の広範囲の分野で利用されている。

【0003】レクチンのなかには凝集素としての性質を 有するものがある。すなわち細胞表面に結合し、複数の 細胞を架橋し、集結させる。レクチンは複数の結合価を 有しており、細胞どうしを架橋して凝集塊を作る。例え 40 ば小麦胚凝集素(WGA)は小麦胚リパーゼ中に存在 し、癌細胞を正常細胞に比べ強く凝集する。また赤血球 を特異的に凝集させるものもある。

【0004】また、レクチンのなかには幼若化活性 (mi togen活性)を有するものもある。すなわち抗原非特異 的にリンパ球を幼若化し、分裂を誘起させるものであ り、リンパ球の芽球化の引き金となるカルシウムの細胞 内への流入、イノシトールリン脂質代謝の亢進を引き起 こす。例えばフィトヘマグルチニン、コンカナバリンA 活性物質の産生、放出を行わしめる。

【0005】またレクチンは糖類等と特異的に結合す る。すなわちレクチンは細胞表面にある糖蛋白、プロテ オグリカン、糖脂質等と特異的に結合する。例えばミヤ コグサ種子に含まれるレクチンはフコースと、大豆に含 まれるレクチンはα-D-ガラクトース、N-アセチル -D-ガラクトサミンと特異的に結合する。レクチンは かかる糖類との特異的結合性を利用して、細胞膜上の糖 を含んだ分子の存在個所の決定や分離のための試薬とし て利用されている。例えば病気によって変化するヒト血 中の糖蛋白質構造の糖鎖部分をレクチンを用いて酵素レ ベルで認識する臨床診断法等が研究されている。

[0006]

【発明が解決しようとする課題】ところでレクチンを生 化学、免疫学、医学等の分野で利用するためには、でき るだけ限定された対象に対して糖結合特異性や凝集素と しての性質を示すことが望ましい。

【0007】特にグルコース及びマンノースの両者に特 異的に結合するレクチンはコンカナバリンA等多数知ら 20 れているが、マンノース及びその置換体のみに特異的に 結合するレクチンは少ない。

【0008】また、特定の動物の赤血球にのみ強い凝集 活性を示すレクチンは少ない。例えば藻類由来のある種 のレクチンはウマ赤血球に対して最も強い活性を示す が、ウサギ、モルモット、ヒツジに対しても活性を示 し、赤血球の種類による差異があまり認められない。

【0009】さらにレクチンの多方面での利用を可能に するためには、レクチン蛋白質の全アミノ酸配列を解明 することが望まれる。

【0010】一方近年、アロエの栄養学的、生理学的性 質が注目を集めるようになってきたが、植物由来のレク チンは従来タチナタマメから精製されるコンカナバリン Aやインゲンマメから精製されるインゲンマメレクチン (PHA) 等が研究の主体であり、アロエ由来のレクチ ンはこれまでほとんど研究されなかった。

【0011】そこで、本発明は、植物由来であり、さら に詳しくはアロエ葉皮から単離され、全アミノ酸配列の 決定された所定のアミノ酸配列を有し、レクチンとして の特定の生理活性を有する物質を提供することを基本的 課題とする。さらに本発明は、種特異性の凝集活性を示 すこと、あるいは特定の細胞に対して幼若化活性を示す こと、あるいは単一の糖類に対して特異的活性を示すこ と、のうち、少なくとも1の活性を示すレクチンを提供 することを課題とする。

[0012]

【課題を解決するための手段】本発明者は、上記目的に したがい鋭意研究を重ねた結果、植物由来であり、具体 的にはアロエ葉皮から単離され、その全アミノ酸配列の 決定された所定のアミノ酸配列を有する蛋白質を見いだ 等は小リンパ球を幼若化させ、細胞分裂や抗体その他の 50 した。該蛋白質は、レクチンとしての特定の生理活性を

40

有するレクチン蛋白質であり、109アミノ酸残基より なり、配列番号1に示されるアミノ酸配列からなるもの である。またアロエ葉皮から単離することによって、レ クチン活性を有する蛋白質を見いだした。さらにアロエ 葉皮由来の蛋白質であって、レクチンとしての生理活 性、すなわち特定の種に対してのみ凝集活性を示すこ と、あるいは特定の細胞に対して幼若化活性を示すこ と、あるいは糖類に対する活性が、単一の糖類に対して のみ特異的活性を示すこと、の少なくとも1の活性を有 する蛋白質を見いだした。

【0013】請求項1記載の発明は、配列番号1に記載 されたアミノ酸配列、で特定されるアロエ葉皮由来のレ クチン蛋白質である。

【0014】請求項2及び3は、アロエ葉皮由来のレク チン活性を有する蛋白質についてのものである。

【0015】請求項2記載の発明は、アロエ葉皮から単 雕されたレクチン活性蛋白質である。

【0016】請求項3記載の発明は、請求項2記載の単 離が、アロエ葉皮部を均質化し、溶剤により沈澱した沈 澱物を溶解し、該溶解物をクロマトグラフィーにより分 20 画し、該分画により得られたレクチン活性物質を塩析 し、沈澱物を溶解させてこれをクロマトグラフィーにか け、レクチン活性分画を溶出させ、該レクチン活性分画 を透析後、クロマトグラフィーにより分画、精製したも のであるレクチン活性蛋白質である。

【0017】請求項4~7は、アロエ葉皮由来の蛋白質 であって、レクチンとしての生理活性を有する蛋白質に ついてのものである。

【0018】請求項4記載の発明は、ウサギの赤血球に 対してのみ凝集活性を示す、アロエ葉皮由来のレクチン 30 活性蛋白質である。

【0019】請求項5記載の発明は、リンパ球に対して 幼若化活性を有する、アロエ葉皮由来のレクチン活件蛋 白質である。

【0020】請求項6記載の発明は、糖類に対する特異 的結合性が、マンノース及びその置換体に対してのみで ある、アロエ葉皮由来のレクチン活性蛋白質である。

【0021】請求項7記載の発明は、前記マンノースの 置換体がメチルーαーDーマンノピラノシドである、レ クチン活性蛋白質である。

【0022】該レクチン蛋白質のかかる特定の性質を利 用することにより、例えばウサギの血液の検出、リンパ 球の分裂誘起、マンノースの検出等を容易に行えること となった。

[0023]

【発明の実施の形態】本発明の第一の視点は、アロエ葉 皮から単離し、その全アミノ酸配列を決定した、レクチ ン活性を有する蛋白質に関するものである。また本発明 の第二の視点は、アロエ葉皮から単離した、レクチン活 第三の視点は、アロエ葉皮由来のレクチンとしての生理 活性を有する蛋白質に関するものである。以下順を追っ て説明する。

【0024】レクチン蛋白質の単離:アロエのゲル状の 部分すなわち葉肉の部分を除いた、葉皮の部分のみを使 用した。この葉肉の部分を洗浄、均質化した後、溶剤で 蛋白質を沈澱させた。この沈澱物を緩衝液で溶解後、ゲ ルろ過し、レクチン活性分画を得た。この分画を硫酸ア ンモニウム等で塩析し、レクチン活性分画を沈澱させ 10 た。これを緩衝液に溶解し、イオン交換クロマトグラフ ィーにかけ、食塩の段階的濃度勾配 (Stepwise) により レクチン活性分画を溶出させ、脱塩透析した後、再度ゲ ルろ過を行い精製レクチン蛋白質を得た。該レクチン蛋 白質は赤血球凝集活性、あるいはリンパ球幼若化活性、 あるいは糖結合特異性、のレクチン活性を示した。また 該レクチン蛋白質の分子量は35000であった。

【0025】アミノ酸配列の決定:精製レクチン蛋白質 をシアノーゲンブロマイドで限定分画した後、トリプシ ンで酵素限定分解し、逆相クロマトグラフィーにより1 8個のペプチド分画を得た。また精製レクチン蛋白質を 還元し、Sーピリジルエチル化し、逆相クロマトグラフ ィーによりアセトニトリルの直線勾配で蛋白質を分画Ⅰ と分画IIに分離した。分画Iをシアノーゲンブロマイド で限定分解し、2つのペプチドを得た。また分画Hをア クロモバクタープロテアーゼ I で酵素限定分解し、5つ のペプチドを得た。さらに分画Ⅰ及び分画ⅡをBNPS ースカトールで限定分解し、それぞれ2つのペプチドを 得た。上記の分画から気相シーケンサーを用いてアミノ 酸配列を決定し、ペプチドマップを作成し、全アミノ酸 配列を決定した。該レクチン蛋白質は分子内にS-S結 合を有する109アミノ酸残基よりなる。

【0026】アロエ葉皮からのレクチン活性を有する蛋 白質の単離:アロエのゲル状の部分すなわち葉肉の部分 を除いた、葉皮の部分のみを使用した。この葉肉の部分 を洗浄、均質化した後、溶剤で蛋白質を沈澱させた。こ の沈澱物を緩衝液で溶解後、ゲルろ過し、レクチン活性 分画を得た。この分画を硫酸アンモニウム等で塩析し、 レクチン活性分画を沈澱させた。これを緩衝液に溶解 し、イオン交換クロマトグラフィーにかけ、食塩の段階 的濃度勾配 (Stepwise) によりレクチン活性分画を溶出 させ、脱塩透析した後、再度ゲルろ過を行い精製レクチ ン蛋白質を得た。該レクチン蛋白質は赤血球凝集活性、 あるいはリンパ球幼若化活性、あるいは糖結合特異性、 のレクチン活性を示した。

【0027】生理活性の測定:赤血球凝集活性、リンパ 球幼若化活性、糖に対する結合特異性について検討し た。赤血球凝集活性は精製レクチン蛋白質をトリプシン 処理し、各種の動物の赤血球について測定した。リンバ 球幼若化活性は一定量のリンパ球をマイクロプレートに 性を有する蛋白質に関するものである。さらに本発明の 50 まいた後、レクチン等を添加し、所定時間経過後ホルマ

6

5

ザンの生成率を測定することにより求めた。糖に対する結合特異性は各種の糖を段階的に希釈し、これに凝集活性16に調製されたレクチンを添加し、レクチンの凝集活性を阻害する最小の糖濃度として表した。これらの結果からレクチン蛋白質はウサギ赤血球に対してのみ凝集活性を有し、またリンパ球幼若化活性を有し、さらに糖類について、マンノース及びその置換体に対してのみ結合特異性を有することが確認される。

[0028]

【実施例】以下本発明の実施例を説明する。ただし以下 10 の記載は本発明をなんら限定するものではない。

【0029】アロエ葉皮からのレクチン活性を有する蛋 白質の単離:キダチアロエ (Aloe arborescens Miller var. natalensis Berger. 三重県久居市の藤田保健衛生 大学の生薬研究塾の薬用植物園で栽培) 3 k g からゲル 状部分を除いた葉皮部分のみを分離し、蒸留水でよく洗 浄した後均質化した。この均質化した液をファットマン GF/A (Whatman International社製) でろ過し、そのろ 液に-20℃のアセトンを 2倍量添加し、生じた沈澱 物を遠心分離して収集した後凍結乾燥した。この凍結乾 燥物をリン酸塩緩衝液(PBS)で溶解した。次にこの 溶解液をSephadex G-25 (φ11.5×50cm) でゲルろ過を行い、レクチン活性分画を得た。この分画 を80%飽和硫酸アンモニウムで塩析し、レクチン活性 分画の沈澱を生成した。この沈澱物を遠心分離して収集 した後5mMのリン酸塩緩衝液 (KPB、pH8.0) で溶解し、これをイオン交換クロマトグラフィー(What man DE-52, φ1.6×14cm) で食塩濃度を0~0.5Mま で変化させたステップワイズ法で溶出させた。レクチン 活性分画は食塩濃度0.35Mで溶出した。このレクチ ン活性分画を蒸留水で脱塩透析し、生じた沈澱物を凍結 乾燥した。この乾燥物を10mMのリン酸ナトリウム緩 衝液 (pH8.0, 0.5MNaClを含む) で溶解 し、この溶解液をSuperdex 75HR10/3 0 (ファーマシア社製) でゲルろ過してレクチン蛋白質 を精製した。このレクチン蛋白質の分子量をnativ e-PAGE電気泳動法 (Davis, B. J (1964) Electro phoresis II Methods and Application to human serum proteins. Ann. N. Y. Acad. Sci. 121, 404-427) 及び ゲルろ過法 (pH8.0に調製された、10mMリン酸 40 ナ トリウム緩衝液中に0.5MNaClを含有した溶 液で等張化したSuperdex 75HR10/30 (ファーマシア社製)を使用し、該緩衝液の流速を0. 75ml/minで測定)で求めた。図3において

(1) は市販の牛血清アルブミン (シグマ社製)、

(2) は市販の卵白アルブミン (シグマ社製)、(3) は市販のミオグロビン (シグマ社製)の分子量検定用蛋白質の分子量を示している。レクチン蛋白質の分子量は35000であった。

【0030】アミノ酸配列の決定:以下の操作によりア 50 rand factor modulatorpurified from the venom of Bo

ミノ酸配列を決定した。

【0031】精製レクチン蛋白質のシアノーゲンブロマ イドによる限定分解:精製レクチン蛋白質3.5 nmo 1に、シアノーゲンブロマイド20mgを予め1mlの ギ酸で溶解した溶液200μ1を添加して限定分画した 後、William. E. Bらの方法にしたがい(Will iam, E. B., and Wold, F. (1973) Biochemistry. vol. 12, 828-834) 1 m g / m l のトリプシン1. 6 μ l (70pmol相当量)で酵素限定分解した。この分解 物を逆相の高速液体クロマトグラフィー (Synchropak R P-8) により分離し、18個のペプチドを得た。図5 は、シアノーゲンブロマイドで限定分解し、続いてトリ プシン処理を行い、各断片を逆相のクロマトグラフィー で溶出させた際の溶出パターンを示したものである。こ の試料を気相シーケンサー (Applied Biosystems社 470 A) を用いて、N末端側アミノ酸配列を分析 した。クロ マトグラフィーで溶出させた各ペプチドを、保持時間の 短いものから順にMT1、MT2、MT3、---、M T18とすると、これらのうち主なペプチドの、解読し たN末端側アミノ酸配列は次のようになる。MT5はTh r Asp Gly Asn Leu Val Val Gln Asn Ser Ala Asn Arg である。MT6はAla Thr Leuである。MT8マイナー (minor) IIAla Thr Leu Xaa Thr Asp GlyAsn Leu IleまたはVal Valである。MT8メジャー (majo r) はIle Ile Trp Gln Ser Asn Thr Glyである。MT 10はGly Asp Tyrである。MT 11はGlnHis Asp Xaa Asn Leu Val Leu Tyr Glu Ser Gly Asn Pro Thr Trp Al a Ser AsnThr Gly Gly Leu Ala Leu His Xaa Argであ る。MT 1 2はAsn Gly Asn Val Vallle Val Gly Pro P ro Ileである。MT 1 3はIle Ile Trp Gln Ser Phe Th r Glyである。MT 1 5はIle Ile Trp Gln Ser Asn Thr Gly Thr Gly Thr Asn Gly Asp Tyr Leu Leu Val Leu G In Lysである。MT-16はAsn Gly Asp Val Valであ る。MT17マイナー (minor) はIle Ile Trp Gl n Ser Phe Thr Gly Thr Gly Thr である。MT17メジ τ- (major) IIAsp Asn Ile Leu Tyr Ser Ser Gl u Val Leu Hisである。ここでXaaはそのアミノ酸残基を 解読できなかったことを表す。「または」で接続した部 分があるのは本発明に係るレクチン蛋白質がヘテロジナ イズであること、すなわち所定の位置のアミノ酸残基が 異なるレクチンが混在していることを示している。以下 の解析においても同様である。

【0032】精製レクチン蛋白質からの分画 I、分画 II の生成:精製レクチン蛋白質 400 p m o l をトリーN ープチルフォスフィン20 μ l で還元し、さらに 4 ービニルピリジン10 μ l により S ーピリジルエチル化し (Usami, Y., Fujimura, Y., Suzuki, M., Ozeki, Y., Nishio, K., Fukui, H., and Titani, K. (1993) Primary structure of two-chain botrocetin, a von Willebrand factor modulatorousified from the venem of Ro

throps jararaca. Proc. Natl. Acad. Sci. USA90, 928 -932)、逆相の高速液体クロマトグラフィー (Synchrop ak RP-8) によりアセトニトリル0~60重量%の直線 勾配で蛋白質を分画 I と分画IIに分離した。図4は逆相の高速液体クロマトグラフィーで溶出したパターンを示している。1は分画 I を、2は分画IIを示している。この試料を気相シーケンサー (Applied Biosystems社 470 A)を用いて、N末端側アミノ酸配列を分析した。分画 I の解読したN末端側アミノ酸配列はAsp Asn Ile Leu Tyr Ser Ser Glu Val LeuXaa Glu Asn Gln Tyr Ile Ser Tyr Gly Pro Tyr Glu Phe Ile Met Gln His AspCys As

n Leu Val Leu Tyr Glu Ser Gly Asn Proである。また 分画IIの解読したN末端 側アミノ酸配列はGly Asp Tyr Leu Leu Val Leu Gln Lys Asn Gly Asn Val Val Ile V al Gly Pro Pro Ile Trp Ala Thr Glyである。

【0033】分画Iの限定分解:約125pmolの分 画 I に G r o s s , E . の方法にしたがい (Gross, E. (1967) Methods Enzymol. vol.11, 238-255) 、シアノ ーゲンブロマイド10mgを予め1mlのギ酸で溶解し た溶液 100μ ! を添加して限定分解し、2つのペプチ ド、H-Mメジャー(major)及びH-Mマイナー (minor) を得た。またこれとは別に、300pm olの分画IをOmenn, G. Sらの方法にしたがい (Omenn, G.S., Fontana, A., and Anfinsen, C. B. (19 70) J. of Biol. Chem. vol. 245, 1895-1902)、まず8 0μlの氷酢酸に溶解した後、0.5mgのBNPS-スカトールで限定分解し、2つのペプチド、H-Wメジ ャー (major) 及びH-Wマイナー (minor) を得た。この試料を気相シーケンサー (Applied Biosys tems社 470A) を用いて、N末端側 アミノ酸配列を分析 した。各ペプチドの解読したN末端側アミノ酸配列は次 の通りである。H-MメジャーはAsp Asn Ile Leu Tyr Ser Ser Glu Val LeuHis Glu Asn Gln Tyr Ile Ser Tyr Gly Pro Tyr Glu Phe Ile Metである。 H-Mマイナー ItGln His Asp Cys Asn Leu Val Leu Tyr Glu Ser Gly Asn Pro ThrTrp Ala Xaa Asn Thr Gly Gly Leu Ala Xaa His Cys Arg Ala Thr Leuである。H-W メジャーはA la Ser Asn Thr Gly Gly Leu Ala Leu His Cys Arg Ala ·ThrLeu Gln Thr Asp Gly Asn Leu Val Val Gln Asn Se r Ala Asn Arg Ileである。H-W マイナーはAsp Asn Ile Leu Tyr Ser Ser Glu Val Xaa Xaa Glu Asn GlnTyr Ile Ser Tyr Gly Pro Xaa Glu Phe Ileである。

【0034】分画IIの限定分解:約270pmolの分画IIを、正木らの方法にしたがい (Masaki, T., Tanabe, M., Nakamura, K., and Soejima, M. (1981) Biochim. Biophys. Acta. vol. 660, 51-55)、10ng/μlのアクロモバクタープロテアーゼ1、8.3μlで酵素限定分解し、前述の逆相の高速液体クロマトグラフィーを用いて5つのペプチドを得た。図6はアクロモバクタープロテアーゼ1を用いて限定分解した分画を逆相の高50

8 速液体クロマトグラフィーを用いて溶出させたパターン を示したものである。クロマトグラフィーで溶出させた これらの各ペプチドを、保持時間の短いものから順にし -K6, L-K7, L-K8, L-K9, L-K102 する。またこれとは別に、300pmolの分画IIをO $menn, G. Sらの方法にしたがい、まず80<math>\mu$ 1の 氷酢酸に溶解した後0.5mgのBNPS-スカトール で限定分解し、2つのペプチドL-Wメジャー (maj or) 及びL-Wマイナー (minor) を得た。この 試料を気相シーケンサー (Applied Biosystems社 470 A) を用いて、N末端側アミノ酸配列 を分析した。各ペ プチドの解読したN末端側アミノ酸配列は次の通りであ る。L-K6はGly Asp Tyr Leu Leu Valである。L-K7はGly Asp Tyrである。L-K8はAsn GlyAsn Val Val Ile Val Gly Pro Pro Ile Xaa Ser Thr Gly Thr Gl y Argである。L-K9はAsn Gly Asn Val Val Ile Val Gly Pro Pro Ile Xaa Ala Thr Gly Thr Gly Argであ る。L-K10はAsn Gly AspまたはAsn Valである。L -WメジャーはAlaまたはSer Thr Gly Thr Gly Argであ る。L-WマイナーはGly Asp Tyr Leu Leu Val Leu Gl n Lys Asn Gly Asn Val Val Ile Val Gly Pro Pro Ile Xaa Ala Thr Glyである。

【0035】上記の結果からペプチドマップを作成し (図1)、アミノ酸配列を決定した。得られたアミノ酸 配列は、配列番号1に示すものである。

【0036】該レクチン蛋白質は分子内にS-S結合を有する109アミノ酸残基よりなる。N末端側から63残基はイソロイシンまたはバリン、76残基はアスパラギンまたはフェニルアラニン、94残基はアスパラギンまたはアスパラギン酸、104残基はセリンまたはアラニンである。このように精製レクチン蛋白質は、アミノ酸配列が部分的に異なる状態(すなわちヘテロジナイズ)で存在する。なおS-S結合の存在は、Cys残基が2つしか存在しないこと、及び電気泳動法により確認した。

【0037】赤血球凝集活性の測定:赤血球はヒツジ、ウサギ、ヒトの赤血球を使用した。まず新鮮な赤血球をトリス緩衝塩溶液(TBS:150mMのNaClを含有する10mMのトリスーHCl溶液、pH7.4)で数回洗浄した。この洗浄した各種動物の赤血球について、佐々木らの方法(Sasaki, H., and Aketa, K. (1981) Purification and distribution of a lectin in sea urchin (AnthocidarisCrassispina) egg before and after fertilization Exp. Cell, Res. vol. 135, 15-19) にしたがってトリプシン処理し、さらにグルタルアルデヒド固定を行った。すなわち該赤血球を0.1%トリプシン(シグマ社製、タイプIII)ーTBS溶液中で10%の浮遊液とし、37℃で1時間保持した。その後20倍量のPBS(リン酸塩緩衝液、150mMの塩化ナトリウム、10mMのリン酸ナトリウム、pH7.

4) で4回洗浄し、1%グルタルアルデヒドーPBS溶 液中で10%の浮遊液とし、4℃で1晩保持した。グル タルアルデヒド固定された赤血球を20倍量のPBSで 4回洗浄し、0. 1Mグリシン-PBS中でさらに4℃ で1晩保持した。最後に20倍量のTBSで洗浄し、1 0%浮遊液の状態で0.1%アジ化ナトリウムを添加 し、赤血球使用時まで保持した。

【0038】赤血球凝集活性はマイクロタイターVプレ ートで測定した。すなわち各ウェルに、0.2%のツイ* *ーン20を含有するTBS中に連続して2倍ずつ希釈さ れたレクチンを 25μ lと、TBSを 50μ lと、2%の赤血球懸濁液を25µlとを混合し、20℃で1時 間、保湿器で保持した。凝集活性は凝集を起こすレクチ ン蛋白質の最大希釈倍率の逆数で表した。結果を表1に 示す。

10

[0039] 【表1】

赤血球凝集活性			
< 4			
< 4			
< 4			
< 4			
2 0 4 8			

【0040】表1からレクチン蛋白質は、ヒトのA型、 B型、O型及びヒツジの赤血球に対してはほとんど凝集 反応を示さず、ウサギの赤血球に対してのみ凝集反応を 示すことが確認される。

【0041】リンパ球幼若化活性の測定:リンパ球の幼 若化活性はBALB/ c マウス (5~10週齢) の脾臓 リンパ球を用いて測定した。リンパ球を10%の胎児の 子牛の血清 (ベーリンガー社製)、ペニシリン及びスト レプトマイシン (ギブコ BRL社製) を含有するRP MI-1640 (日水社製) 中で1×10 個/mlと のウェルにまき、50μ1のレクチン溶液を添加した。 これを37℃、二酸化炭素5%の環境下で48時間培養 した。細胞の増殖は、3-(4、5-ジメチルチアゾリ ルー2) -2, 5-ジフェニルテトラゾリウムプロマイ ド (MTT、シグマ社製) の、ミトコンドリアコハク酸 デヒドロゲナーゼによるホルマザンへの変換、を検出し 測定した (Mosman, T. (1983) Rapid colorimetric ass ay for cellular growth and survival; application t o proliferation and cytotoxicity assays. J. Immuno 1. Methods 65, 55-63 及び Denizot, F., and Lang, R. (1986) Rapid colorimetric assay for cell growth and survival modification to the tetrazoliumdye p rocedure giving improved sensitivity and reliabili ty. J. Immunol. Methods 89, 271-277)。48時間培 養後、リン酸塩緩衝液 (PBS) に溶解した37.5 μ 1のMTT (5mg/ml)をウェルに添加した。細胞 をさらに4時間培養し、ホルマザンの結晶を生成させ、 この結晶を50μ1のイソプロパノールに溶解した。こ のホルマザンの結晶溶液を分光光度計で570nmで吸

20 光度を測定し(ただし対照は630nmで測定した)、 リンパ球の増殖活性能 (SI) を次式、SI=A₂-A₆ /A₁ - A₀により算出した(ただしA₀は対照の吸光 度、A. はレクチンを添加しなかった場合の吸光度、Az はレクチンを添加した場合の吸光度である)。結果を図 2に示す。図2の実線はレクチン蛋白質のSuperd ex 75での溶出パターンを280nmでの吸光度で 示したものであり、○は溶出したレクチン蛋白質のチュ ーブ番号9~12における幼若化活性を示したものであ る。チューブ番号9において幼若化活性は1.1であ なるように調製し、この細胞懸濁液100μ1を96穴 30 り、チューブ番号11において2.4と最大となり、チ ューブ番号12まで1より大きい。すなわちレクチン蛋 白質は、リンパ球に対する幼若化活性を有することが確 認される。

> 【0042】糖類に対する結合特異性:糖類に対する結 合特異性はレクチン蛋白質の赤血球凝集活性を阻害する 最小の糖濃度として表した。D-マンノース、メチルー ス、マンニトール、α-メチル-D-グルコシド (以上 ナカライテスク社製)、マンナン、マンノサミン、D-グルコース、Dーガラクトース、Lーフコース、Nーア セチルーDーグルコサミン、N-アセチルーDーガラク トサミン、N-アセチルノイラミン酸(以上シグマ社 製)、及びラクトース(和光純薬社製)の各種の糖類を 1種類ずつ段階的に希釈し、これらに赤血球凝集活性が 16に調整されたレクチンを含有する溶液を添加し、赤 血球凝集活性の阻害性を確認した。結果を表2に示す。 [0043]

【表2】

F15	华白

最小阻害濃度

(mM、但しマンナンを除く)

D-マンノース .	20.0
メチルーα – D – マンノビラノシド	15.0
マンナン	0 . 1 3 (mg/ml)
マンノサミン	> 5 0 . 0
Dーグルコース	> 5 0 . 0
D-ガラクトース	> 5 0 . 0
ラクトース	> 5 0 . 0
N-アセチル-D-グルコサミン	> 5 0 . 0
N - アセチル - D - ガラクトサミン	> 5 0 . 0
Nーアセチルーノイラミン酸	> 5 0 . 0
マルトース	> 5 0 . 0
マンニトール	> 5 0 . 0
フルクトース	> 5 0 . 0
αーメチルーDーグルコシド	> 5 0 . 0
L-フコース	> 5 0 . 0

【0044】表2より赤血球凝集活性を阻害する濃度の 低いものは、D-マンノース、及びD-マンノースの1 水素原子がメチル基で置換されたメチルーα-D-マン ノピラノシドである。レクチン蛋白質は、マンノース及 びその置換体に対して特異的に結合することが確認され る。

[0045]

【発明の効果】アロエの葉皮から単離したレクチン蛋白 30 配列の型:アミノ酸 質の全アミノ酸配列の決定により、アロエ由来のレクチ ン蛋白質を他の動植物等由来のレクチン蛋白質と明確に 区別し、その生理活性を明確にすることが可能となっ た。またかかるアミノ酸配列の修飾によって、または類 縁蛋白との一次構造の比較によって、所定の機能を発現 するための重要な領域を推定することも可能となる。ア ロエの葉皮から単離したかかるレクチン活性物質は、種 々の生理活性を有する。すなわちウサギの赤血球に対し てのみ凝集活性を示し、あるいはリンパ球に対して幼若 化活性を示し、あるいは糖類に対する特異的結合性がマ*40 特徴を決定した方法: E、S

*ンノース及びその置換体に対してのみである。かかる生 理活性により、レクチン蛋白質の多方面への応用が可能 である。

[0046]

【配列表】

配列番号:1

配列の長さ:109

配列の種類: タンパク質

起源

生物名:アロエ (Aloe)

株名: キダチアロエ (Aloe arborescens Miller var. n

atalensis Berger) 組織の種類:葉皮

配列の特徴

特徴を表す記号: disulfide-bonds

存在位置:29..52

配列

に列									
Asp	Asn	Ile	Leu	Tyr	Ser	Ser	Glu	Val	Leu
1				5					10
His	Glu	Asn	Gln	Tyr	lle	Ser	Tyr	Gly	Pro
				15					20
Tyr	Glu	Phe	lle	Met	Gln	His	Asp	Cys	Asn
				25					30
Leu	Val	Leu	Tyr	Glu	Ser	Gly	Asn	Pro	Thr
				35			-		40
Trp		Ser		Thr	Gly	Gly	Leu	Ala	Leu

	13								14
				45					50
His	Cys	Arg	Ala	Thr 55	Leu	Gln	Thr	Asp	Gly 60
Asn	Leu	Het	たはVal	Val	Gln 65	Asn	Ser	Ala	Asn
Arg 70	Ile	Ile	Trp	Gln	Ser 75	Asnまた	さはPhe	Thr	Gly
Thr	Gly 80	Thr	Asn	Gly	Asp	Tyr 85	Leu	Leu	Val
Leu	Gln 90	Lys	Asn	Gly	Asnまた	EliAsp	Val 95	Val	He
Val	Gly	Pro 100	Pro	Ile	Trp	Ser また	たはAla	Thr 105	Gly
Thr	Glv	Arg							

【図面の簡単な説明】

【図1】本発明に係るアロエから単離したレクチン蛋白質を所定の方法で分画し、各分画のアミノ酸配列から決定されたレクチン蛋白質の全アミノ酸配列を示したものである。各分画名の下に記載された配列がその分画のアミノ酸配列であり、レクチン蛋白質の全アミノ酸配列は20 No.1及びNo.1 contの下に記載されたアミノ酸配列である。左から右へ向かう方向がN末端からC末端へ向かう方向である。記載した略号は以下の通りである。 A: Ala, C:Cys, D:Asp, E:Glu, F:Phe, G:Gly, H:His, I:Ile, K:Lys, L:Leu, M:Met, N:Asn, P:Pro, Q:Gln, R:arg, S:ser,T:Thr, V:Val, W:Trp, Y:Tyr。また「ーー」はそのアミノ酸残基以降の配列を解読しなかったことを示す。また、No.1 contにおいて2段に記載されているアミノ酸は「または」の意、すなわち上段のアミノ酸または下段のアミノ酸の意である。30

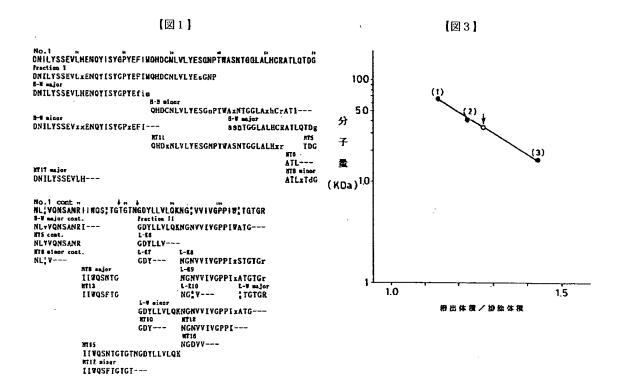
【図2】本発明の実施例に係るレクチン蛋白質の溶出パターン及びレクチン蛋白質の幼若化活性を示したものである。実線はアロエの葉皮に所定の処理を行い、得られたレクチン活性分画をSuperdex 75でゲルろ過した際の溶出パターンを280nmでの吸光度で示したものである。○はリンパ球の幼若化活性能を示す。また横軸はチューブ番号を示す。

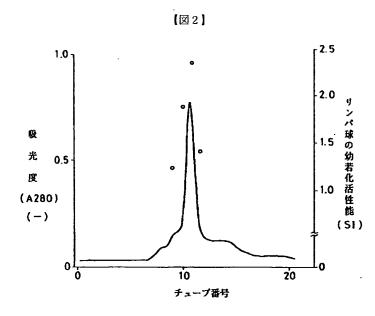
【図3】本発明の実施例に係るレクチン蛋白質の分子量 測定結果を示したものである。 (1) は牛血清アルブミン、 (2) は卵白アルブミン、 (3) はミオグロビンを、〇はレクチン蛋白質を示している。また、横軸は溶 出体積/排除体積を示す。

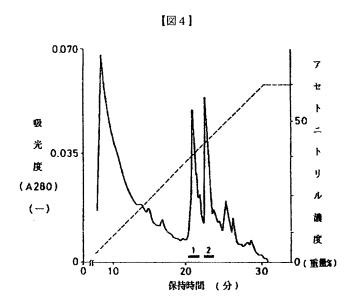
【図4】本発明の実施例に係る精製レクチン蛋白質を還元し、さらにSーピリジルエチル化し、逆相の高速液体クロマトグラフィーにより溶出させたパターンを280nmでの吸光度で示したものである。1は分画Iを、2は分画IIを示している。実線は溶出パターンを、破線はアセトニトリルの直線濃度勾配を示している。

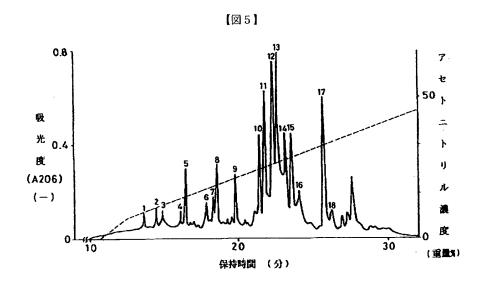
【図5】本発明の実施例に係る精製レクチン蛋白質をシアノーゲンブロマイドで限定分画し、トリプシン処理を行い、逆相の高速液体クロマトグラフィーにより溶出させた際の溶出パターンを206nmでの吸光度で示した ものである。実線は溶出パターンを、破線はアセトニトリルの直線濃度勾配を示している。

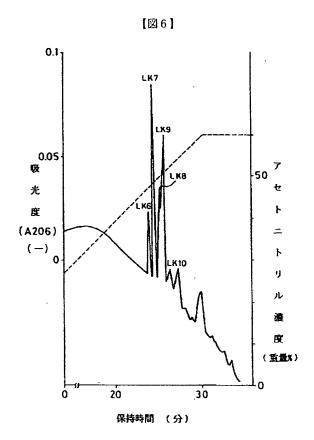
【図6】本発明の実施例に係る分画IIをアクロモバクタープロテアーゼIで限定分解し、これを逆相の高速液体クロマトグラフィーにより溶出させた際の溶出パターンを206nmでの吸光度で示したものである。実線は溶出パターンを、破線はアセトニトリルの直線濃度勾配を示している。











THIS PAGE BLANK (USPTO)

This Page is Inserted by IFW Indexing and Scanning Operations and is not part of the Official Record

BEST AVAILABLE IMAGES

Defective images within this document are accurate representations of the original documents submitted by the applicant.

Defects in the images include but are not limited to the items checked:

BLACK BORDERS

IMAGE ĆUT OFF AT TOP, BOTTOM OR SIDES

FADED TEXT OR DRAWING

BLURRED OR ILLEGIBLE TEXT OR DRAWING

SKEWED/SLANTED IMAGES

COLOR OR BLACK AND WHITE PHOTOGRAPHS

GRAY SCALE DOCUMENTS

LINES OR MARKS ON ORIGINAL DOCUMENT

REFERENCE(S) OR EXHIBIT(S) SUBMITTED ARE POOR QUALITY

IMAGES ARE BEST AVAILABLE COPY.

☐ OTHER:

As rescanning these documents will not correct the image problems checked, please do not report these problems to the IFW Image Problem Mailbox.

THIS PAGE BLANK (USPTO)